#### PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

English Abstract

(11)Publication number:

2002-181820

(43)Date of publication of application: 26.06.2002

(51)Int.Cl.

G01N 33/53 // C07K 14/775 CO7K 16/38 C12P 21/08

(21)Application number: 2000-380180 (22)Date of filing:

14.12.2000

(71)Applicant : IKAGAKU:KK

(72)Inventor: UCHIDA KAZUO

MASHIBA SHINICHI

(54) DIAGNOSIS KIT FOR DISEASE RESULTING FROM ARTERIOSCLEROSIS

(57)Abstract:

PROBLEM TO BE SOLVED: To provide an excellent diagnosis kit for a disease resulting from arteriosclerosis.

SOLUTION: Taking denatured remnant lipoprotein (denatured IDL) resulting from denaturation of remnant lipoprotein (IDL) in blood and denatured low- density lipoprotein (denatured IDL: oxidized LDL is also included) resulting from denaturation of low-density lipoprotein in blood as subjects of measurement, measurement is carried out by using an antibody recognizing aldehyde formed in the denatured LDL, or an anti-4-hydroxy-2-nonanol antibody reactive with the oxidized LDL and a complex of oxidized LDL and protein, an anti- malonidialdehyde antibody, or an anti-acrolein antibody.

(19)日本国特許庁 (JP) (12) 公開特許公報 (A)

(11)特許出願公開番号 特開2002-181820 (P2002-181820A)

(43)公開日 平成14年6月26日(2002.6.26)

| (51) Int.Cl.7 |        | 識別記号 | F I     |        | 7 | 731*(参考)  |
|---------------|--------|------|---------|--------|---|-----------|
| G01N          | 33/53  |      | G01N    | 33/53  | w | 4 B 0 6 4 |
| # C07K        | 14/775 |      | C07K    | 14/775 |   | 4H045     |
|               | 16/38  |      |         | 16/38  |   |           |
| C12P          | 21/08  |      | C 1 2 P | 21/08  |   |           |

| C 1 2 P 21/08               |                                   | C 1 2 P 21/08   |  |  |
|-----------------------------|-----------------------------------|---|--|--|
|                             | 審査請求                              | 未請求 請求項の数9 OL (全 17 頁)  |  |  |
| 特顯2000-380180(P2000-380180) | (71)出顧人                           | 000141875<br>株式会社いかがく   |  |  |
| 平成12年12月14日 (2000. 12. 14)  | 京都府京都市伏見区羽束師古川町328番地              |   |  |  |
|                             | (72)発明者                           | 内田 壱夫   |  |  |
|                             |                                   | 京都府京都市伏見区羽東師古川町328番地<br>株式会社いかがく内   |  |  |
|                             | (72)発明者                           | 真柴 新一   |  |  |
|                             | 京都府京都市伏見区羽東師古川町328番地<br>株式会社いかがく内 |   |  |  |
|                             | (74)代理人                           | 100085316   |  |  |
|                             |                                   | 弁理士 福島 三雄 (外2名)   |  |  |
|                             |                                   | 最終頁に続く  |  |  |
|                             | 特臘2000-380180(P2000-380180)       | 等変能求<br>特額2000-380180(P2000-380180) (71)出課人<br>平成12年12月14日 (2000.12.14) (72)発明者 |  |  |

(54) 【発明の名称】 動脈硬化性病変の診断用キット

(57)【要約】 (修正有) 【課題】 動脈硬化性疾患のより優れた診断キットを提

供する。 【解決手段】 血液中のレムナントリポ蛋白 (IDL) が 変性されてなる変性レムナントリポ蛋白(変性IDL)と 血液中の低比重リボ蛋白 (LDL) が変性されてなる変性 低比重リボ蛋白 (変性LDL:酸化LDLを含む) とを測 定対象とし、変性LDL中に形成されたアルデヒドを認識 する抗体あるいは酸化LDL、及び、酸化LDLと蛋白の複合 体に反応性を有する抗4ヒドロキシ2-ノネナール抗 体、抗マロンジアルデヒド抗体、又は抗アクロレイン抗 体を用いて測定する。

【特許請求の範囲】

[請求項1] 血液中のレムナントリポ蛋白 (IDL) が 変性されてなる変性レムナントリポ蛋白 (変性IDL) を 拠定対象にすることを特徴とする助脈硬化性病変の診断 用キット。

1

【請求項3】 変性LD(中に形成されたアルデヒドを認識する抗体を用いる請求項1又は2に記載の動脈硬化性 疾患の診断用キット。

【請求項4】 抗4ヒドロキシ2-ノネナール抗体、抗マロンジアルデヒド抗体、又は抗アクロレイン抗体を用いる請求項1~3の何れかに記載の動脈硬化性疾患の診断用キット。

[請求項5] 酸化LOL、及び、酸化LOLと蛋白の複合体 に反応性を有する抗なドロキシ2-ノネナール抗体、抗 マロンジアルデヒド抗体、又は抗アクロレイン抗体を用 いる請求項1~40何れかに配載の動脈硬化性疾患の診 版用キット。

【請求項6】 前配蛋白は、α1アンチトリプシン、ラ クトフェリン、フィブリノーゲン、ミエロベルオキシダ ーゼ、ヒトアルブミン、カゼイン、CRP、又はSAA1の何 れか1つ以上である請求項5 に配載の動脈硬化性疾患の 診断用キット。

【請求項7】 変性LDLや変性レムナントリポ蛋白など のヒト蛋白成分を特異的に認識しない動物由来の免疫グ 30 ロブリン (IGG) を用いて、血液中の変性レムナントリ 水蛋白を測定する請求項1又は請求項2 に配載の動脈硬 化性疾患の診断用キット。

[請求項8] 酵素免疫法やラテックス凝集反応、免疫 発光分析法、イムノクロマト法などの免疫学的測定法を 用いることを特徴とする請求項1~請求項7の何れかに 記載の動脈緩化性疾患の診断用キット。

【発明の詳細な説明】

[0001]

[産業上の利用分野] 本発明は、血液中の変性LDL (酸 化変性LDLを含む) と変性レムナントリボ蛋白を測定す るととにより動脈硬化性疾患を診断するキットに関する ものである。

[0002]

【発明が解決しようとする課題】動脈硬化症は大動脈。 冠状動脈、脳動脈および頚動脈に多く発生し、心筋梗 塞、脳梗塞などの主因となる疾患である。また、最近で はアルツハイマー病も動脈硬化症と関連性の大きい疾患 であることがわかってきた。従来、血液中で、これらの 生体内での動脈硬化症の状態を直接反映する測定対象が なく、血清中あるいは血漿中のLDLコレステロール、Lp (a). レムナントリボ蛋白、small dense LDLなど、LDL を主体とした血管壁脂質蓄積と関わりの深い、動脈硬化 ずく、酸化LDLと粥状動脈硬化病変の進展との関連がス タインバーグ (Steinberg, D. et al, Engl, Med, 320; 915.1989) により、一方、Rossらが提唱した傷害反応 仮説 (Ross, R. Nature, 362:801, 1993) によって指摘 されて以来、動脈硬化の進展における酸化LDLの関与が 注目されてきた。 【0003】一方、最近の研究では、VLDLあるいはカイ ロミクロン代謝の中間体であるレムナントリボ蛋白が動

は20 といるので回りましまった。 新駅化底起性の触いリボダ白とは、小場で生成され食率性間 防を選挙さかイロミクロンル・肝で生成され食準性間 防を選挙さい口などの中性脂肪(TC) inはリボ蛋白 が、血中でリボ蛋白リバーゼなどの解素の動きによりリ モデリングを受け、小型化した中間状態を着す。即 ち、レムナントリボ蛋白は、カイロミクロンレムナント とびロレムナントを総称する呼び名であり、ともに、下 に富み、比較的すばとさコレステロールに変もリボ蛋白 である「多田紀夫、医学のあゆみ、181: 868,1997)。 [0 0 0 4 ] 上途の高下血症が短動脈疾患の他数因子で 3 あることを示した大規模な学職変としては、短動脈疾患

のない対象では、Prospective Cardiovascular Munster (PROCM) Study (1996年, ドイツ, 対象は現場49 例)、The Physician's Heal thirstudy (1996年,アメリカ、対象は打場例)、Copenhagen Nale Study (1998年,アメリカ、対象は打場円)、Copenhagen Nale Study (1998年,アンマーク,対象は1947年200例)、配動航券車の駅にある対象では、The Baltimore Coronary ObservationLong - Term Study (COLTS) (1998年,アメリカ、350例)、The Bezaffhata (Infarction Prevention (EUP) Study (1994年,イスラエル,対象は11,532例)などが報告されて

【0005】高コレステロール血症に比べて、高TC血症の動脈硬化速度くかによてよないいての研究が遅延した原 の動脈硬化速度メカニズムについての研究が遅延した原 点にの動脈硬化速度メカニズムに関連する要因は、高レ ムナント血症、低和にコレステロール血症、Small dense にの基準面調線浴系異常、インスリン抵抗、で richy 水蛋白であるため、その特力は直清TCの増加として捉え いるが、血清で増加が必ずしもレムナント増加を意味 50 するものではない。レムナントリが蛋白の中の増加 は、リボ蛋白電気泳動上、broad-βバターンの出現にて 推測できるが、Lp(a)も泳動上との部位に泳動されるた め、その鑑別は困難とされている (多田紀夫,動脈硬化、 26:98,1998)。また、このレムナントリポ蛋白によって 動脈壁内膜中に運び込まれるコレステロール総量はLDL によるものより多いとされ (Gianturco S.H. 他、J. CI in. Invest, 82: 1633, 1988) さらに、レムナントリボ 蛋白は変性を受けなくとも酸化LDLなどと同様にマクロ ファージに取り込まれ泡沫化を促進することから動脈硬 化病変の形成に深く関与している。

[0006]との様な現状において、本発明者らは血液 中に存在する変性LDL(酸化LDL)の検出法(特願平8-31 7162号,特願平11-109001号,特願平11-2027913号,特願20 00-012210号,特願平11-24440号) とともに、これら、酸 化LDL同様に助脈硬化巣で形成され血中に移行し、流血 中に存在することが予想される変性レムナントリポ蛋白 の正体を明らかにしたうえで、新規な両者の検出方法を 考案することにより、動脈硬化性疾患のより優れた診断 法を提供することを課題とする。

### [0007]

[課題を解決するための手段] これまでの疫学的、実験 的研究から、リボ蛋白の異常は動脈硬化の発症や進展に 密接に関係することが明らかとなっている。LDLは酸化 変性によりスカベンジャー受容体あるいはLDL受容体を 介してマクロファージに取り込まれ、その泡沫化を促進 することが明らかにされている。

【0008】一方、レムナントリポ蛋白はLDLのごとく 酸化変性しなくともマクロファージがレムナントリポ蛋 白を認識する受容体(IDI受容体関連蛋白、随結合蛋白) 00. 障結合蛋白235など) を介して取り込まれ、マクロ ファージは泡沫細胞となることが知られている。さら に、高レムナント血症においては、LDLが易酸化性の小 型で高密度になっており (Small dense LDL)、このい ずれもが血管壁のコレステロール蓄積の促進に作用する ダブルヒットの状態となっている。

[0009]従って、動脈硬化病巣にはLDL(主にSmall) dense LDL) およびレムナントリポ蛋白の両方の変性物 が共存蓄積していることが予想される。さらにプラーク の破綻とともに血液中にこれらの両成分が移行すると考 えられるので、変性レムナントリポ蛋白が酸化LDLと同 時にあわせて血液中で検出できれば、動脈硬化性病変を 診断するうえで、より優れたマーカーになると考えた (図1)。

【0010】そして、さらなる研究を重ねた結果、レム ナントリポ蛋白の特性を有し、かつ変性をともなったリ ポ蛋白と小型で高密度のLDLが変性してなる酸性変性LDL が血液中に相俟って存在する事実を発見して本発期に至 った。すなわち、本発明に係る動脈硬化性病変の診断用 キットは、血液中のレムナントリポ蛋白 (IDL) が変性

対象にする。また、血液中の低比重リポ蛋白(LDL)が 変性されてなる変性低比重リポ蛋白(変性LDL:酸化LDL を含む)と、血液中のレムナントリポ蛋白(IDL)が変 性されてなる変性レムナントリポ蛋白(変性IDL)とを 測定対象にする。なお、具体的には、血液中の酸化変性 LDLと変性レムナントリポ蛋白を同時に、又は、それぞ れ分別測定することによって動脈硬化性疾患の診断を行 うものである。

【0011】本発明では、変性LDL中に形成されたアル

10 デヒドを認識する抗体を用いることが好ましい。また、 抗4ヒドロキシ2-ノネナール抗体、抗マロンジアルデヒ ド抗体、又は抗アクロレイン抗体を用いることが好まし く、より好適には、酸化LDL、及び、酸化LDLと蛋白の複 合体に反応性を有する抗4ヒドロキシ2-ノネナール抗 体、抗マロンジアルデヒド抗体、又は抗アクロレイン抗 体を用いると良い。ととで、前記蛋白は、α1アンチト リプシン、ラクトフェリン、フィブリノーゲン、ミエロ ペルオキシダーゼ、ヒトアルブミン、カゼイン、CRP. 又はSAA1の何れか1つ以上であり、その全ての蛋白との

20 複合体に反応性を有する抗体が望ましい。

【0012】また、変性LDLや変性レムナントリポ蛋白 などのヒト蛋白成分を特異的に認識しない動物由来の免 疫グロブリン (IoG) を用いて、血液中の変性レムナン トリポ蛋白を測定するのも好適である。

[0013]

[実施例]以下、本発明について具体的に説明する。 [1.]酸化LDL高値血清中のLDLの粒子サイズ 本発明者らが先に発明した血液中の酸化LDL測定法(特 願平8-317162号) で酸化(D)が高値を示した血液中の(D)

30 粒子サイズを測定したところ図2に示すどとく、全例に おいてLDLの小粒子化が認められた。また、アガロース 電気泳動上で、小粒子LDLは陰性荷電が増し、陽性側に 泳動された(図3)。

【0014】 「2. ] 酸化LDLの粒子サイズ 本発明者らが先に発見した血液中における酸化IDIの存 在様式(特願2000-012210)にもとづいて超遠心法で分 画したLDLから単離精製した酸化LDLの粒子サイズを検討 した結果、いずれの酸化LDLも小粒子傾向であった(図 4).

【0015】[3.]酸化LDL中に共存するレムナント リポ蛋白の確認

8例の血清から得たLDL面分中の酸化LDLを単離精製後、 ポリアクリルアミドゲルを用いて電気泳動したところ、 酸化LDLが小粒子であることが確認されるとともにレム ナントリポ蛋白が共存していることがわかった(図 5).

【0016】 [4.] 酸化IDI中に存在するTaC結合性リ ボ蛋白の確認

酸化LDL(α1アンチトリブシン/LDL複合体)のα1アン されてなる変性レムナントリボ蛋白(変性IDL)を測定 50 チトリプシンを特異的に認識するモノクローナル抗体Ox AT-4固定化Affinity担体とヒト成分には特異性を示さな い7D4杭体 (マウスグロブリン) 固定化Affinity担体を 用いて超遠心法で分画したLDLに反応させた後、それぞ れの相体によって単離できた成分(酸化LDLとIoG結合性 リボ蛋白) についてOxAT抗体とapoB 100抗体染色した。 その結果、図6に示すごとく、7D4抗体のみに反応性を 示すapo B100成分の存在を認めた(IgG結合性リポ蛋

【0017】 [5.] 正脂血LDL画分中に存在するIgG結 合性リポ蛋白の単離精製とその性質(1) 超遠心法で分画したLDLをヒト成分と反応しない抗体 (抗馬フェリチン抗体:ウサギIoG) 固定Affinityカラ ムに通し、IoG結合性リポ蛋白を単離した。その特長 は、apoB100の断片化は酸化LDLとほぼ同等であるが、酸 化LDL中には存在するアルデヒド(4ヒドロキシ2-ノネナ ール) は認められなかった(図7)。

【0018】 [6,] 高脂血症LDL画分中に存在するIgG 結合性リポ蛋白の単離精製とその性質(2) 上述と同様に高脂血症患者のLDLからIgC結合性リポ蛋白 を単離後、apoB 100の断片化状態、およびサイズを調べ 20 たところ、apoB 100の断片化は酸化LDLと同程度であっ た。また、ゲル濾過分析法によって粒子サイズを調べた ととろ、ほぼIDL (レムナントリポ蛋白) と同サイズで あった(図8)。

【0019】 [7.] AT/LDL複合体(酸化LDL) およ び、ToC結合性IDL中のapoEの確認 上述のごとく、LDL面分中から単離精製したIqS結合性リ 水蛋白中のアポ蛋白Eの存在を確認したところ、IgG結合

性リポ蛋白はアポEを有することがわかった(図9)。 従って、IgG結合性リポ蛋白はレムナントリポ蛋白(変 性レムナントリポ蛋白) であることがわかった。 [0020] [8.] 各種アルデヒド抗体の作製

[抗原の調整] 本発明に用いる各種アルデヒド抗体は以 下のようにして作製される。抗原の調整は4ヒドロキシ2 -ノネナール、又は、マロンジアルデヒド、又は、アク ロレインの5mg/m7溶液と同一濃度のα1アンチトリプシ ン (α1AT) 液をそれぞれ常温下で混和して、4ヒドロキ シ2-ノネナールとα1ATの結合体、又は、マロンジアル デヒドと $\alpha$ 1ATの結合体、又は、アクロレンと $\alpha$ 1ATの結 合体を形成させた後、それぞれの結合体を脱塩カラム処 40 理によって遊離のアルデヒドを除去した。

【0021】「動物への免疫] これらの結合体(抗原) をリン酵締衛生理食塩液でそれぞれ α1AT濃度として1mg /ml溶液となるように調整し、この溶液とフロインドア ジュバンドを等量混合して得られるエマルジョンをアル デヒドの種類別に準備した6週令のマウス (Balb/c系マ ウス)の腹腔内にそれぞれ500μ1投与した。この作業を 2週間おきに計3回行った。

【0022】「細胞融合」最終免疫後4日目にそれぞれ

髄腫細胞 (P3-X63-Aq8-U1) と融合させた。融合は常法 に従い、50%ポリエチレングリコール4000溶液を融合促 准剤として用い、融合促進剤の添加、混合および希釈の 各操作からなる融合時間を10分間,37Cで行った。次にH AT培地に融合終了後の融合細胞を分散させ、次いで各ア ルデヒド/α1AT結合体ごとに10枚の96穴マイクロプレー トの各ウェルに200 µ 1分注し、37°C,5%炭酸ガス存在下 で培養した。

「0023」「抗4ヒドロキシ2ーノネナール/α1ATモノ 10 クローナル抗体、又は、抗マロンジアルデヒド/α1ATモ ノクローナル抗体、又は、アクロレイン/α1ATモノクロ ーナル抗体産生ハイブリドーマ選択および単一化]約1 週間後、各ウェルのHAT培地を100 μ 1吸引し、HAT培地 (ヒポキサンチン・チミジン・10%ウシ胎児血清を含む RPMI培地)を各ウェルに分注し、2~3日後、各アルデヒ ド別に抗体産生ハイブリドーマの選択を行った。

[0024]選択方法は、4ヒドロキシ2-ノネナール結 合α1ATに対する抗体については4ヒドロキシ2-ノネナー ル結合 a lAT、酸化LDL、酸化LDL/a lAT、酸化LDL/ラク トフェリン、酸化LDL/フィブリノーゲン、酸化LDL/ミエ ロペルオキシダーゼ、酸化LDL/ヒトアルブミン、酸化/ カゼイン、酸化LDL/CRP、酸化LDL/ SAAI複合体を各々固 定化した96穴マイクロプレートの各ウェルにハイブリド ーマ形成コロニーの培養上清を100m1分注して反応さ せ、次いで、洗浄後、ベルオキシダーゼ標識抗マウスイ ムノグロブリン抗体を100μ1添加して、抗原抗体反応さ せ、洗浄、星色とELISAの常法に従って操作し、目的と する抗体(抗原および酸化LDLおよび各種蛋白/LDL複合 体のできるだけ多種と反応性を示すが、α1ATICは反応 30 しない抗体) 産生ハイブリドーマを複数個選択した。マ ロンジアルデヒドおよびアクロレイン抗体産生ハイブリ ドーマの選択についても上述の4ヒドロキシ2-ノネナー ルと同様に行った。

【0025】次に目的とする抗体産生を示したコロニー を回収し、限界希釈法にてハイブリドーマの単一コロニ ーを得るようにクローニングを行った。この方法は、回 収したコロニーをHAT培地で希釈し、96穴マイクロプレ ートの各ウェルにハイブリドーマがウェル当たり1個以 下となるようにフィーダー細胞と共に散布した。以上の 操作を2回行い、モノクローン化された、抗4ヒドロキシ 2-ノネナール/α 1AT抗体、又は、抗マロンジアルデヒド /α1AT抗体、又は、抗アクロレイン/α1AT抗体産生ハイ ブリドーマを名複数個得た。

[0026] [各アルデヒド/α1AT抗体の腹水化] 8週 令のマウス (Balb/c系マウス) の腹腔内にプリスタン (免疫抑制剤)を投与した。3~7日後に複数個の該抗体 産生ハイブリドーマを各ハイブリドーマどとに準備した マウスの腹腔内に投与し、約7日後にマウスの腹腔から 腹水化された抗体を同収した。

のマウスの脾臓から採取した脾リンパ球細胞をマウス骨 50 【0027】[抗体の精製]腹水化して得られたそれぞ

れの抗体を50%硫酸アンモニウムで2回塩析分離を行 い、リン酸緩衝生理食塩液にて透析して精製し、各種ア ルデヒドごとに複数個のモノクローナル抗体を得た。 【0028】 [9.] 酸化IDI中の各種アルデヒド存在

高脂血症IDI両分から単離精製した各種酸化IDI中のアル デヒド (4ヒドロキシ2-ノネナール、マロンジアルデヒ ド. アクロレイン) を各種抗アルデヒド抗体を用いて検 討した結果、酸化LDL中にはアルデヒドの存在が認めら わた (図10)。

【0029】「10. ] 血清中酸化LDLの測定法

1. 抗4ヒドロキシ2-ノネナールモノクローナル抗体

2. 抗ヒトapo B-427モノクローナル抗体 [0030] [使用試薬]

1、30mM CHAPS溶液

CHAPSを0.5%BSA 0.15M NaCl含有0.1M Tris-HCl緩衝液 (pH8.0)に溶解する。

2. 5%スキムミルク溶液

スキムミルクを0.65M NaCl含有 0.1M Tris-HCL級衡液(p 20 14. 主波長450nm、副波長620nmで測光する。 H8.0)に溶解する。 (ブロッキングに5%スキムミルクを 用いることにより変性レムナントリポ蛋白のToCへの結 合を防ぐ)

3 1%カゼイン溶液

ミルクカゼインを0.15M NaCl 含有0.1M Tris水溶液で溶 解した後、塩酸でpH8.0に調整する。

【0031】4.0.05%Tween20溶液

Tween20を0.01Mリン酸生理食塩水(PRS)に溶解する。 5. 発色試薬

TMR7 (同仁化学) 40mgをメタノール50mlで溶解した後に 30 1. 30mM CHAPS溶液 0.1M Tris水溶液50mlを混合し、TMBZ溶液100mlを調整す る。また、0.0375%過酸化水素水を含む0.035Mクエン酸 水溶液を調整する(用時調整)。使用時に両試薬を等量-混合し、発色試薬とする。

6. 1Mリン酸水溶液

7. ビオチン標識Fab ' 化抗ヒトapo8-427モノクローナル 拉体

石川らのhinge法を参考に、ビオチンマレイミド(Vecto r Laboratories社製)をFab 化抗ヒトapoB-427モノク ローナル抗体に標識する。

【0032】[測定手順]

1. 抗4ヒドロキシ2-ノネナール (HNE) モノクローナル 抗体を0.05M Tris-HC1.0.15M NaCl pH8.0緩衝液に5µg/ mlで溶解し、マイクロブレートに100μ l/wellで分注す

2. 4°C下で一晩物理吸着後、蒸留水250μ1/wellで3同洗 浄する。

 55μ q/ml Mouse Gamma Globulin & Rabbit Gamma Gl obulinを含む5%スキムミルク溶液をHNE抗体固相マイク 液で10倍希釈した血清を50μ7添加する。

【0033】4、室温下、1時間反応させる。

5. 0.05%Tween20溶液250μ1/wellで5同洗浄する。

 ビオチン標識Fab ' 化抗ヒトapoB-427モノクローナル 抗体を1%BSA溶液で3000倍に希釈し100μ1/well分注す

7. 室温下、1時間反応させる。

8. 5. と同様、0.05%Tween20溶液250μ1/wellで5同洗 油する。

10 【0034】9、HRP標識アビジンD (Vector Laboratori es社製)を1%カゼイン溶液で20000倍希釈とし、100 µ1 /we11分注する。

10. 室温下、30分間反応させる。

11. 5. と同様、0.05%Tween20溶液250 µ 1/wellで5回洗 治する

12. 発色試薬を100 µ 1/well分注し、室温下20分間反応 させる。

 13. 1Mリン酸水溶液を100μ1/well分注し、反応を停止 する。

15、検量線から血清中の酸化LDL濃度を計算する。 【0035】 「11. 〕 血清中の変性レムナントリポ番 白測定法

[抗体] 1. 抗Horse Ferritinポリクローナル抗体(IoC結合性リ ボ蛋白:変性レムナントリボ蛋白測定にはヒト成分に反

応性を示さない抗Horse Ferritin抗体を用いる) 2. 抗ヒトano R-427モノクローナル抗体

[0036] [使用試薬]

CHAPSを0.5%BSA 0.15M NaCT含有0.1M Tris-HCT緩衝液 (pH8.0)に溶解する。

2. 1%BSA溶液

BSAを0.15M NaCl含有0.1M Tris-HCl緩衝液(pH8.0)に終 解する。

3. 1%カゼイン溶液

ミルクカゼインを0.15M NaCl 含有0.1M Tris水溶液で溶 解した後、塩酸でpH8.0に調整する。

4. 0.05%Tween20溶液

40 Tween20を0.01Mリン酸生理食塩水(PRS)に溶解する。 [0037]5. 発色試薬

TMBZ (同仁化学) 40mgをメタノール50m1で溶解した後に 0.1M Tris水溶液50mlを混合し、TMBZ溶液100mlを調整す る。また、0.0375% 通酸化水素水を含む0.035Mクエン酸 水溶液を調整する(用時調整)。使用時に両試薬を等量 混合し、発色試薬とする。

6. 1Mリン酸水溶液

7. ビオチン標識Fab´ 化抗ヒト apoB-427モノクローナ ル抗体

ロブレートに100μ 1/well分注し、これに30mM CHAPS溶 50 石川らのhinge法を参考に、ビオチンマレイミド (Vecto

r Laboratories社製)をFab´化抗ヒトapoB-427モノク ローナル抗体に標識する。

- [0038] [測定手順]
- 抗Horse Ferritinポリクローナル抗体を0.05M Tris-HC1、0.15M NaC1 pH8.0緩衝液に5µq/mlで溶解し、マイ クロプレートに100μ1/wellで分注する。
- 2. 4°C下で一晩物理吸着後、蒸留水250μ1/wellで3回洗 浄する。
- 55 μ g/m] Mouse Gamma Globulin & Rabbit Gamma Gl obulinを含む1%BSA溶液を抗Horse Ferritin抗体固相マ 10 混合し、発色試薬とする。 イクロプレートに100μ1/well分注し、これに30mM CHAP S溶液で10倍希釈した血清を50 μ 1添加する。
- 4. 室温下、1時間反応させる。
- 【0039】5. 0.05%Tween20溶液250μ1/wellで知洗 浄する。
- 6. ビオチン標識Fab '化抗ヒトapoB-427モノクローナル 抗体を1%BSA溶液で3000倍に希釈し100μ1/well分注す
- 7. 室温下、1時間反応させる。
- 8. 5. と同様、0.05%Tween20容液250μ] /wellで5回洗
  20 トに100μ] /wellで分注する。
- 9. HRP標識アビジンD (Vector Laboratories社製) を1 %カゼイン溶液で20000倍希釈とし、100µ1/we11分注す
- 10. 室温下、30分間反応させる。
- 【0040】11. 5. と同様、0.05%Tween20溶液250μ】 /weilで5回洗浄する。
- 12. 発色試薬を100 u l/well分注し、室温下20分間反応
- 13. 1Mリン酸水溶液を100μ1/well分注し、反応を停止 30 6. ビオチン標識Fab ' 化抗ヒトapoB-427モノクローナル
- 14. 主波長450nm、副波長620nmで測光する。
- 15. 検量線から血清中の変性レムナントリポ蛋白濃度を
- 【0041】 [12.] 血清中の酸化LDLおよび変性レ ムナントリポ蛋白の同時測定法
- 1. 抗4ヒドロキシ2-ノネナールモノクローナル抗体(HN
- 2. 抗ヒトapo B-427モノクローナル抗体
- [0042] [使用試業]
- 30mM CHAPS溶液

「抗体]

- CHAPSを0.5%BSA 0.15M NaCT含有0.3M Tris-HCT緩衝液 (pH8.0)に溶解する。
- 2. 1% RSA溶液
- BSAを 0.15M NaCl含有 0.1M Tris-HCl緩衝液 (pHB.0)に溶 解する。 (ブロッキングを1%BSAで行うことにより、Iq (結合性リポ蛋白:変性レムナントリポ蛋白はFc部位に 結合できる)
- 3. 1%カゼイン溶液

- ミルクカゼインを0.15M NaCl含有0.1M Tris水溶液で溶 解した後、塩酸でnH8.0に調整する。
- 4. 0.05%Tween20溶液
- Tween20を0.01Mリン酸生理食塩水(PRS)に溶解する。 【0043】5. 発色試薬
- TMBZ (同仁化学) 40mgをメタノール50mlで溶解した後に 0.1M Tris水溶液 50mlを混合し、TMSZ溶液100mlを調整す る。また、0.0375% 過酸化水素水を含む0.035Mクエン酸 水溶液を調整する(用時調整)。使用時に両試薬を等量
- 6. 1Mリン酸水溶液
- 7. ビオチン標識Fab ' 化抗ヒトapo8-427モノクローナル
- 石川らのhinge社を参考に、ビオチンマレイミド (Vecto r Laboratories社製)をFab 化抗ヒトapo8-427モノク ローナル抗体に標識する。
- [0044] [測定手順]
- 抗HNEモノクローナル抗体を0.05M Tris-HCI、0.15M NaCl pH8.0緩衝液に5µg/mlで溶解し、マイクロプレー
- 4°C下で一晩物理吸着後、蒸留水250μ1/wellで3回洗 浄する。
  - 55 μ α/ml Mouse Gamma Globulin & Rabbit Gamma Gl obulinを含む1% PSA溶液をHNF抗体固相マイクロプレー トに100μ1/well分注し、これに30mM CHAPS溶液で10倍 希釈した血清を5047添加する。
  - 4. 宰温下、1時間反応させる。
  - 【0045】5. 0.05%Tween20溶液250 # 1/wellで5回洗 浄する。
- 抗体を1%BSA溶液で3000倍に希釈し100μ1/we17分注す る。
  - 7. 室温下、1時間反応させる。
  - 8. 5. と同様、0.05%Tween20溶液250 µ1/wellで5回洗 浄する。
  - 【0046】9、HRP標識アビジンD (Vector Laboratori es社製)を1%カゼイン溶液で2000倍希釈とし、100μ1 /well分注する。
- 10. 室温下、30分間反応させる。
- 40 11. 5. と同様、0.05%Tween20溶液250μ1/wellで5回洗
  - 12. 発色試薬を100 µ 1/well分注し、室温下20分間反応 させる。
  - 13. 1Mリン酸水溶液を100 μ 1/well分注し、反応を停止 する.
  - 14. 主波長450nm、副波長620nmで測光する。
  - 15. 検量線より血清中の酸化LDL、変性レムナントリボ 蛋白濃度を算出する。
- 【0047】[13.]酸化LDLおよび変性レムナント
- 50 リボ蛋白濃度と血清脂質との関係

11

血清中のレムナントリボ蛋白機度を正確に測定する方法 は確立されていない。一般的なレムナントリボ蛋白が 助した状態では、声レステロール血症と高トリガリセ リド血症の両者を呈することが知られている。これらの 症例について酸化ロメはど変性レムナントリボ蛋白を が遅した結果、レムナントリボ蛋白の増加 が認められ、動脈硬化症の連展をうかかわせる症例の存 をか示唆された(別1.1.2)、

【図面の簡単な説明】

【図1】血中には酸化LDLと変性レムナントが存在する 仮説を説明する図面である。

【図2】AT/LDL複合体高値血清中のLDLの粒子サイズを 示す図面である。

【図3】LDLの粒子サイズと荷電の関係性を示す図面である。

【図4】各種蛋白/LDL複合体の粒子サイズを示す図面である。

\*【図5】酸化LDL中に存在するレムナントリボ蛋白を示す図面である。

【図6】LDL画分中に存在するIgO結合性リボ蛋白を示す 図面である。

「図7]正脂血LDL画分中に存在するIの結合性リポ蛋白の特性を示す図面である。

【図8】高脂血症LDL画分中に存在するIgG結合性リボ蛋白の特性を示す図面である。

【図9】AT-LDL複合体(酸化LDL)中にapoEは認められ

10 ないがIgG結合性リボ蛋白中にはapoEを認めたことを示す関面である。

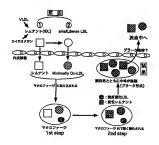
【図10】各種蛋白/LDL複合体中のアルデヒドを証明する図面である。

【図11】酸化LDLと血清脂質との関係を図示したものである。

【図12】変性レムナントリポ蛋白と血清脂質との関係 を図示したものである。

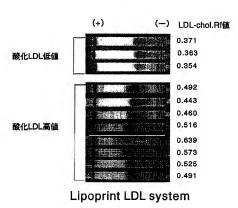
[図1]

血中には酸化LDL [4-hydroxy 2-nonenal(HNE) や malondialdehyde(MDA)等のアルデヒドを含有する] と、 変性レムナント(HNE, MDAを含有しない)が存在する (仮説)



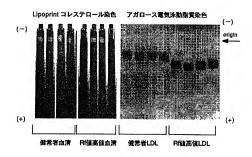
[図2]

### AT/LDL複合体(酸化LDL)高値血清中の LDLの粒子サイズ

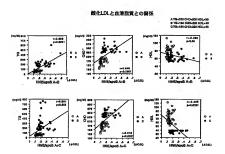


[図3]

## LDLの粒子サイズと荷電の関係性

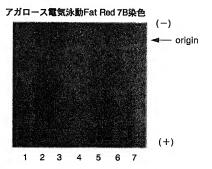


[図11]



[図4]

# 各種蛋白/LDL複合体(酸化LDL)の 粒子サイズ

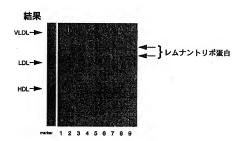


#### 各LDLのChol.濃度/apo B濃度

| 1:native LDL | 1.674 |
|--------------|-------|
| 2:MPO/LDL    | 1.102 |
| 3:AT/LDL     | 1.215 |
| 4:Fib/LDL    | 1.075 |
| 5:SAA/LDL    | 1.262 |
| 6:CRP/LDL    | 1.367 |
| 7: α2MG/LDL  | 1.258 |

[図5]

## 酸化LDL中に共存する レムナントリポ蛋白の確認



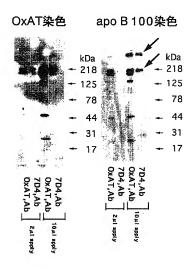
1:酸化LDL-AT複合体除去LDL 2~9:酸化LDL-AT複合体

#### 方法

酸化LDL-AT橋合体除去LDL (ブール) とアフニティー精製により得られた8 例の酸化LDL-AT槍合体試料を2%~15% ポリアクリルアミドゲル(マルチゲルー リボ、第一化学)を用いて2時間、 25mAの定電流で泳動した。 泳動終了後、源付のズダンブラックB による脂質染色を12時間行い、染色後 40ダメタノール、10%エチレングリ コールで脱色した。

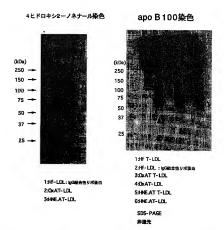
[図6]

# LDL画分中に存在するIgG結合性リポ蛋白



[図7]

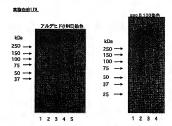
## 正脂血LDL画分中に存在する IgG結合性リポ蛋白の特性(1)



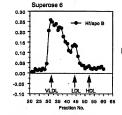
特徴: apo B100の断片化はAT/LDL複合体(酸化LDL)とほぼ同等。 アルデヒド(4ヒドロキシ2-ノネナール)の存在を認めない。

[図8]

### 高脂血症LDL画分中に存在する IgG結合性リポ蛋白の特性(2)



1:chaps(-)T-LDL 2:chaps(-)HF-LDL 3:chaps(+)T-LDL 4:chaps(+)HF-LDL 5:control(0xAT-LDL)



Hf/LDLはIDL画分と一致する。

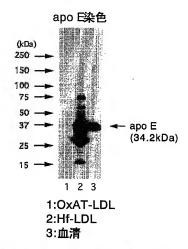
特徴: · apo B 100の断片化はAT/LDL複合体(酸化LDL)と

ほぼ同等に断片化している。 ・HNEの存在を認めない。

· IDLのサイズである。

[図9]

## AT-LDL複合体(酸化LDL),IgG結合性 リポ蛋白中のapo Eの確認

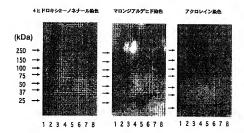


AT-LDL複合体(酸化LDL)中にapo Eは認められないが IgG結合性リポ蛋白中にはapo Eを認めた。

20

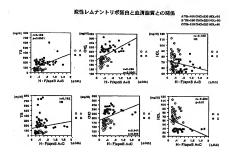
[図10]

### 各種蛋白/LDL複合体(酸化LDL)中の アルデヒドの証明



(非國元) 1. 精製前高脂血症LDL 2:OxAT/LDL 3:Lf/LDL 4:Fib/LDL 5:SAA1/LDL 6:CRP/LDL 7:MPO/LDL 8:HNE/LDL

[図12]



フロントページの続き

F ターム(参考) 48064 AC27 CA10 CA20 CC24 CE04 CE06 DA13 4H045 AA30 BA55 CA42 DA76 DA86 EA50 FA72 GA06 GA26